



별첨 사본은 아래 출원의 원본과 동일함을 증명함.

This is to certify that the following application annexed hereto is a true copy from the records of the Korean Intellectual Property Office.

출원 번호 : 10-2003-0076967
Application Number

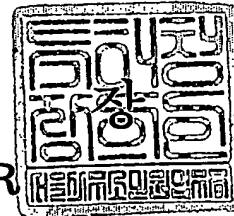
출원 년 월 일 : 2003년 10월 31일
Date of Application OCT 31, 2003

출원인 : 한국과학기술연구원 외 1명
Applicant(s) KOREA INSTITUTE OF SCIENCE AND TECHNOLOGY, et al



2004 년 06 월 03 일

특 허 청
COMMISSIONER



【서지사항】

【서류명】	특허출원서
【권리구분】	특허
【수신처】	특허청장
【참조번호】	0013
【제출일자】	2003.10.31
【국제특허분류】	C07K
【발명의 명칭】	활성화된 키나아제 활성을 갖는 DDR2 단백질 및 그 제조방법
【발명의 영문명칭】	DDR2 PROTEIN WITH ACTIVATED KINASE ACTIVITY AND PREPARATION METHOD THEREOF
【출원인】	
【명칭】	한국과학기술연구원
【출원인코드】	3-1998-007751-8
【출원인】	
【명칭】	제일약품주식회사
【출원인코드】	1-1998-003458-4
【대리인】	
【성명】	박장원
【대리인코드】	9-1998-000202-3
【포괄위임등록번호】	2003-011757-4
【발명자】	
【성명의 국문표기】	양범석
【성명의 영문표기】	YANG, Beom-Seok
【주민등록번호】	591230-1018119
【우편번호】	140-031
【주소】	서울특별시 용산구 이촌 1동 300-10 전보아파트 1202.
【국적】	KR
【발명자】	
【성명의 국문표기】	박성대
【성명의 영문표기】	PARK, Sung-Dae
【주민등록번호】	580917-1030123
【우편번호】	137-030
【주소】	서울특별시 서초구 잠원동 잠원 웨미리 아파트 1-1006
【국적】	KR

【요약서】**【요약】**

본 발명은 src 티로신 키나아제 활성을 이용하여 DDR2 단백질의 DDR2 키나아제 활성부위 중의 티로신을 인산화시키는 방법, 이러한 방법으로 티로신이 인산화되어 증가된 활성을 갖는 티로신 키나아제 활성부위를 포함하는 DDR2 단백질 및 이의 티로신이 인산화된 DDR2 단백질 유 발 질병에 대한 치료제 발굴의 표적으로서의 용도에 관한 것이다. 상기와 같은 src 티로신 키 나아제의 영향으로 티로신이 인산화된 DDR2 키나아제 활성부위를 포함하는 단백질은 DDR2 티로 신 키나아제 과다 활성으로 인하여 유발되는 질병의 치료제 발굴 및 검색에 매우 유용하다.

【대표도】

도 5

【명세서】

【발명의 명칭】

활성화된 키나아제 활성을 갖는 D D R 2 단백질 및 그 제조방법{DDR2 PROTEIN WITH ACTIVATED KINASE ACTIVITY AND PREPARATION METHOD THEREOF}

【도면의 간단한 설명】

도 1은 정제된 글루타치온-S-전이효소(GST)-DDR2 키나아제 활성부위(DDR2KD)의 융합 단백질(GST-DDR2KD)의 SDS-PAGE 결과를 나타낸 것이다.

도 2는 src 단백질을 특이적으로 인식하는 항체로 웨스턴 블라팅하여, 제조된 src 유전자를 발현하는 바큐로 바이러스를 숙주세포에 감염시 src 단백질이 발현됨을 확인한 결과를 나타낸 것이다.

도 3a은 src에 의하여 DDR2 키나아제 활성부위 중의 티로신의 인산화가 유도됨을 확인한 결과를 나타낸 것으로, GST가 융합된 DDR2 키나아제 활성부위 단백질을 단독 발현 또는 숙주세포에서 src와 1:1의 비율로 동시 발현시킨 후, 각각에서 얻어진 GST가 융합된 DDR2 키나아제 활성부위 단백질을 정제하고 PAGE 겔에 전기영동한 후, 인산화된 티로신을 특이적으로 인식하는 항체로 웨스턴 블라팅한 결과이다.

라인 1: GST-DDR2 단독 발현 후 정제된 단백질,

라인 2: src와 동시 발현 후 정제된 GST-DDR2 단백질.

도 3b는 src에 의하여 DDR2 키나아제 활성부위 중의 티로신이 인산화되는 반면, GST-DDR1, GST-Akt1, GST-CDK4를 사용했을 때는 티로신 인산화가 일어나지 않음 보여주는 것으

로, 도 3a와 같은 방법으로 GST-DDR2, GST-DDR1, GST-Akt1 및 GST-CDK4에 대하여 실험한 결과를 나타낸 것이다.

도 4는 DDR2 키나아제 활성부위와 src를 각각 코딩하는 바큐로바이러스를 숙주세포에 동시 감염시 DDR2를 코딩하는 바이러스와 src를 코딩하는 바이러스 배합비율에 따른 DDR2 단백질의 발현 양의 변화를 확인한 결과를 나타낸 것으로, DDR2 단백질 정제 후 쿠마지 염색하고, 인산화된 티로신을 특이적으로 인식하는 항체를 이용하는 웨스턴 블라팅으로 각각의 DDR2 키나아제 활성부위의 티로신 인산화 정도를 확인한 결과이다.

도 5는 src와 DDR2 키나아제 동시발현에 의한 티로신 인산화에 의하여 변형된 DDR2 키나아제 활성부위와 티로신이 인산화되지 않은 DDR2 키나아제 활성부위의 키나아제 활성 차이를 나타낸 것으로, poly(D4Y)n을 기질로 사용하거나 DDR2 키나아제 자체의 자가인산화 활성을 측정하여 비교한 것이다.

라인 1: GST-DDR2 단독 발현 후 정제된 단백질,

라인 2: src와 동시 발현 후 정제된 GST-DDR2 단백질.

도 6는 DDR2 키나아제 활성부위 단백질을 단독 발현 또는 숙주세포에서 src와 1:1로 동시 발현시킨 후, 각각에서 얻어진 DDR2 키나아제 활성부위 단백질을 정제하여, src에 의한 티로신 인산화에 의하여 변형된 DDR2 키나아제 활성부위와 티로신이 인산화되지 않은 DDR2 키나아제 활성부위의 ATP 농도변화에 따른 티로신 키나아제 활성측정에 있어서의 K_m 과 V_{max} 의 변화를 보여주는 것이다.

【발명의 상세한 설명】

【발명의 목적】

【발명이 속하는 기술분야 및 그 분야의 종래기술】

- 12> 본 발명은 src의 티로신 키나아제 활성을 이용하여 DDR2 단백질의 DDR2 키나아제 활성부위 중의 티로신을 인산화시키는 방법, 이에 의하여 티로신이 인산화되어 증가된 효소 활성을 갖는 티로신 키나아제 활성부위를 포함하는 DDR2 단백질 및 이를 DDR2의 활성이 관여하는 질병에 대한 치료제 발굴에 이용하는 용도에 관한 것이다.
- 13> 외부의 자극을 세포가 인지하는 방법 중의 하나는 세포막에 있는 수용체인 티로신 키나아제(tyrosine kinase)류를 통한 인지이다. 수용체 티로신 키나아제는 세포 외부로 노출된 세포의 부분, 세포 내부의 사이토졸에 노출된 세포내 부분 및 그 중간에 위치하여 원형질막을 통과하는 막통과 부분으로 구성되어 있다. 수용체의 세포 외 부분은 특정 리간드가 결합하는 부분이며, 세포 내 부분은 리간드에 의해 활성화된 수용체의 활성 신호를 세포 내로 전달하는 기능을 수행한다. 티로신 키나아제 수용체는 세포 내에 노출된 C-말단 부위에 티로신 키나아제 활성을 가지는 도메인이 존재하여, 세포의 부분에 특정 리간드가 부착되면 수용체 단백질이 단일체에서 이중체로 변형되면서, 티로신 키나아제가 활성화되어, 이중체 상에서 서로의 C-말단에 있는 티로신을 인산화시키는데, 이러한 티로신의 인산화 과정은 세포 외의 자극에 대한 신호를 세포 내로 전달하는 가장 중요한 과정이 된다. 이와 같이 C-말단의 티로신이 인산화된 수용체는 세포 내로 신호를 만들어 내게 된다. 현재, 이러한 기작으로 세포 외 자극을 세포 내로 전달하는 티로신 키나아제 활성을 갖는 수용체가 많이 알려져 있다. 대표적인 것으로는 EGFR, PDGFR, IR, IGFR, c-fms, VEGFR 등이 여기에 속한다.

- 14> DDR (Discoidin Domain Receptor) 티로신 키나아제 수용체류 단백질도 이러한 티로신 키나아제 활성을 갖는 수용체들 중 하나이다. DDR은 세포 외 부위가 미생물에서 발견되는 렉틴에 부착하는 단백질인 디스코이딘과 유사성이 있는 관계로 이와 같이 명명되었다. 인간을 포함하는 동물의 경우, DDR1 형과 DDR2 형의 아미노산 서열상 서로 유사성을 가진 단백질이 각각 서로 다른 유전자에 의해 코딩되면서 존재하는 것으로 알려져 있다. 인간에 있어서, DDR 티로신 키나아제 유전자의 존재는 1990년대 초에 알려졌지만, 상기 키나아제의 기능에 대한 연구는 1997년 여기에 부착하는 리간드가 콜라겐 파이버라는 사실이 처음 밝혀지면서 주목을 끌기 시작하여 본격화되고 있다.
- 15> 일반적으로, 유전적 변형이나 환경적 영향으로 특정 티로신 키나아제 수용체가 과다하게 발현되거나, 구조적 변화로 해당 리간드 존재 여부와 관계없이 지속적인 활성 유지하거나, 해당 리간드의 과다 생성 등으로 그 활성 조절 기작이 손상되어 그 활성이 크게 증가되거나 또는 그 반대 경우로 활성이 감소하는 경우에 질병현상을 유발하는 경우가 많다. 가장 대표적으로는, EGFR 또는 PDGFR 등과 같은 수용체의 과잉 활성이 암의 중요한 요인 중 하나라는 것이 밝혀져 있으며, VEGFR의 활성 증가는 암 전이 및 악성화에 깊이 관련되어 있는 것으로 알려져 있다. 최근에 여러 제약 회사에서 EGFR 특이적 저해 화합물이나 VEGFR 특이적 저해 화합물을 개발하여 항암제 등의 여러 치료제로서의 임상 실험 중에 있다. 이들 EGFR 및 VEGFR 특이적 저해제는 모두 이들 수용체 단백질의 C-말단에 있는 키나아제 활성을 저해하는 화합물들이며, 특히 이들의 키나아제 효소의 ATP 부착 부위에 대해서 ATP와 경쟁적으로 부착함으로써, 효소와 ATP의 결합을 방해하여 효소 활성을 저해한다. DDR2 키나아제 단백질의 이상이 난치성 인간 질병인 간 경화증 및 류마티즘 등과 연관 있음이 증명되었다. 간 경화증은 파이버 콜라겐이 과잉 생산되어 간에 축적되면서 질병이 야기되는 병변이다. 최근 들어, 현재 간경화 증상 유발의

주원인으로 지목되는 간 조직내의 간 정상 세포가 활성화되는 과정에서 DDR2의 발현이 증가한다는 실험결과가 발표되었다. 이는 DDR2의 발현증가가 간 정상 세포의 활성화에 중요한 역할을 하며, 간 경화의 주요 발병 인자임이 의미하는 것이다. 또한, 간 경화로 인한 DDR2의 리간드인 콜라겐 단백질의 축적과 그로 인한 수용체 단백질 DDR2의 지속적인 활성화는 DDR2의 활성화가 간 경화 유발의 촉진 인자임을 유의있게 설명한다.

<16> 콜라겐과 연관된 또 다른 질병으로서, 류마티즘을 들 수 있다. 류마티즘은 지속적으로 연골 부위의 면역 세포가 활성화되어 TNF- α 와 같은 사이토카인(cytokine)의 분비량이 증가하면서, 콜라겐 분해 효소인 MMP-1의 활성이 매우 증가하여, 연골 조직이 크게 파괴되는 질병이다. MMP-1 단백질을 주로 발현하는 연골 조직내의 세포는 연골을 감싸고 있는 활막에 존재하는 활막 섬유아세포(synovial fibroblast)이다. 일반적으로, 이러한 활막 섬유아세포는 정상적인 상황에서 증식과 활성이 잘 통제되어 있지만, 최근 DDR2 단백질의 활성 증가에 의하여 MMP-1 유전자 발현이 증가함이 발표되어 졌다. 류마티스 환자의 연골 조직에서 추출한 활막 섬유아세포에서 DDR2의 단백질 발현이 관찰되었으며, 아울러 이러한 활막 섬유아세포에 여러 형태의 콜라겐을 처리하면, MMP-1 유전자의 프로모터 활성이 증가함이 관찰되었다. 이러한 사실은 DDR2의 활성 증가가 류마티즘 병변을 일으키는 주원인임을 반증한다고 볼 수 있다.

<17> 상기한 사실들을 근거로 하여, 특이적으로 DDR2 티로신 키나아제 활성을 저해하는 물질은 간 경화나 류마티즘의 치료제 등으로 유용하게 이용될 수 있다고 유추된다.

<18> 한편, Scr 단백질은 레트로바이러스의 일종인 Rous sarcoma 바이러스의 온코진(oncogene)으로서 동정된 scr-유전자로부터 발현되며, 일반적으로, 세포 부착, 세포 이동, 증식 및 분화에 대한 작용을 하는 단백질로 알려져 있다.

- 19> 본 발명에서는 간 경화, 류마티즘, 또는 동맥경화 병변 발전의 주요한 원인이 병변 부위의 섬유아세포의 비이상적 성장이며, 이러한 섬유아세포 계열 세포의 성장은 DDR2 단백질의 발현 및 활성화가 필요하다는 사실들로부터 DDR2 단백질의 티로신 키나아제 활성화 인자를 분자적 수준에서 연구하여, src 티로신 키나아제에 의해 DDR2 단백질의 키나아제 활성 부위가 티로신 인산화되어 변형된 DDR2 키나아제 활성 부위 단백질을 제조하였으며, 이와 같은 티로신 인산화로 인하여 DDR2의 티로신 키나아제 활성이 증가한다는 것을 밝혀내어, 이 티로신 인산화가 DDR2 티로신 키나아제 활성화에 기능적으로 중요함을 증명하였다. 따라서, 이 방법에 의해 제조된 티로신이 인산화된 DDR2 키나아제 활성 부위를 포함한 단백질은 간경화, 류마티즘, 동맥경화 등의 병변 현상에서 DDR2 키나아제 활성이 활성화 된다는 점에서 DDR2의 키나아제 활성저해 화합물 발굴을 통한 DDR2의 과잉활성으로 인한 질병의 치료 화합물을 검색 및 개발할 때 매우 유용하다.

【발명이 이루고자 하는 기술적 과제】

- 20> 상기한 바와 같이, 본 발명은 DDR2 단백질의 티로신 키나아제 활성부위에 있어서, 티로신의 인산화로 인하여 DDR2 티로신 키나아제 활성이 증가함을 증명하여, 티로신 인산화가 DDR2 티로신 키나아제 활성화에 기능적으로 중요한 역할을 함을 밝힘으로써, DDR2 티로신 키나아제 과다 활성화로 인하여 유발되는 질병의 치료제 발굴을 위한 효과적인 표적 단백질 및 이의 제조 방법을 제공하는 것을 목적으로 한다.

【발명의 구성 및 작용】

- 21> 본 발명은 src 단백질의 티로신 키나아제 활성화에 의하여 티로신 키나아제 활성부위에 티로신 인산화가 유도되어 증가된 키나아제 활성을 갖는 DDR2 단백질의 티로신이 인산화된 DDR2 단백질 유발 질병에 대한 치료제 발굴에 있어서 표적물질로서의 용도 및 src 단백질의 티로신

키나아제 활성을 이용하여 티로신 키나아제 활성부위에 티로신 인산화가 유도된 DDR2 단백질을 제조하는 방법에 관한 것이다.

- 22> 상기 src 단백질에 의한 DDR2 단백질의 티로신 키나아제 활성부위에서의 티로신을 인산화시키는 방법에는 특별한 제한이 없으며, 예컨대, 정제된 src 단백질과 DDR2 단백질을 통상적인 조건 하에서 혼합하거나, DDR2 키나아제 활성부위 단백질을 곤충세포와 같은 적절한 숙주세포에서 src 티로신 키나아제 단백질과 동시 발현시킴으로써 수행할 수 있다.
- 23> 본 발명의 한 구체예에 있어서, DDR2 키나아제의 활성부위 중의 티로신을 인산화시키는 방법은 다음과 같은 단계를 포함한다:
- 24> DDR2 단백질의 키나아제 활성부위를 충분히 포함하는 아미노산 서열을 코딩하는 cDNA를 증폭시키고, 임의적으로, 발현된 DDR2 단백질의 정제를 용이하게 하기 위하여 글루타치온-S-전이효소 (glutathione-S-transferase, GST) 유전자 등을 사용하여 일반적인 어피너티 태깅하여 상기 DDR2 유전자에 융합시키고, 이를 적절한 바이러스에 도입시켜, DDR2 단백질을 코딩하는 재조합 바이러스를 제조하는 단계;
- 25> src 단백질을 충분히 포함하는 아미노산 서열을 코딩하는 cDNA를 증폭시키고, 이를 적절한 바이러스에 도입시켜, src 티로신 키나아제를 코딩하는 재조합 바이러스를 제조하는 단계;
- 26> 상기에서 얻어진 DDR2 단백질 코딩 재조합 바이러스와 src 단백질 코딩 재조합 바이러스를 적당한 비율로 숙주세포에 동시 감염시키고 동시 발현시킴으로써, 동시 발현된 src 단백질의 티로신 키나아제 활성에 의하여 티로신의 인산화가 유도된 DDR2 단백질을 발현시키는 단계;
- 및
- 27> 상기 티로신의 인산화가 유도된 DDR2 단백질을 정제하는 단계.

- 28> 또한, 본 발명은 상기와 같은 방법으로 얻어진 티로신이 인산화되어 활성이 변형된 티로신 키나아제 활성부위를 포함하는 DDR2 단백질 및 이의 DDR2 단백질의 티로신 키나아제 활성부위 내의 티로신 인산화로 유발되는 질병에 대한 치료제 개발시 활성 저해 화합물 검색, DDR2 티로신 키나아제 활성부위의 단백질 구조 분석 등의 치료제 개발 연구에 활용될 수 있는 용도를 제공한다. 본 발명에 따른 DDR2 키나아제의 티로신 인산화 방법에 의하여 티로신이 인산화된 DDR2 단백질은 이러한 DDR2 단백질 중 티로신 키나아제 활성부위의 티로신 인산화로 인한 티로신 키나아제 활성의 변형으로 유발되는 질병, 특히, DDR2 티로신 키나아제의 과다 활성화로 인한 섬유아세포 계열 세포 성장이 주요 원인인 질병의 치료제 발굴에 있어서 보다 효과적인 물질로 사용될 수 있다.
- 29> 본 발명의 DDR2 단백질의 티로신 키나아제 활성부위 내 티로신 인산화 방법을 바람직한 구체예를 들어 상세히 설명하면 다음과 같다.
- 30> DDR2 단백질은 원형질막에 부착되는 단백질로서, 상기한 바와 같이, 세포의 부위(N-말단 부분)와 막통과 부위, 및 사이토졸에 노출되는 세포내 부위(C-말단 부분)의 3 부분으로 구분된다. 인간의 DDR2 단백질(SEQ ID NO:1)의 경우, 아미노산 1번에서 399번까지는 주로 세포 외로 표출되는 부위이며, 그 다음 22개의 아미노산(ILIGCLVAIIFILLAIIVILW, SEQ ID NO:2) 부위는 막 통과 부위를 주로 구성하고, 그 이후의 441번에서 855번까지의 C-말단 부위(SEQ ID NO:3)는 사이토졸에 노출된 티로신 키나아제 활성을 갖는 부위이다. 본 발명에서는, src 티로신 키나아제에 의한 DDR2 단백질의 티로신 키나아제 활성 변화에 대한 연구를 위하여, 사람의 DDR2 단백질을 코딩하는 cDNA중 DDR2 단백질의 티로신 키나아제 활성 부위를 충분히 포함하는 아미노산 441번부터 C-말단 끝인 855번 아미노산까지의 부위를 코딩하는 cDNA 절편을 PCR 증폭하고, 이를 통상적인 방법에 의하여 적절한 바이러스 내로 도입시켜(예컨대, 적절한 발현벡터에 클로닝

하고, 얻어진 발현백터를 적절한 바이러스에 도입), DDR2 단백질을 발현하는 재조합 바이러스를 제조한다.

31> 바람직하게는, 발현된 DDR2 단백질의 정제를 용이하게 하기 위하여, 상기 DDR2 단백질의 티로신 키나아제 활성부위를 충분히 포함하는 cDNA 단편에 어피너티 태깅을 위한 적절한 유전자를 결합시켜 바이러스에 도입시킬 수 있다. 상기 어피너티 태깅에 사용되는 유전자로서 글루타치온-S-전이효소 (GST) 유전자, 티오레독신 (thioredoxin) 유전자, 히스티딘 올리고머 등이 사용 가능하다. 상기 재조합 될 바이러스 및 발현백터로서, 강력한 프로모터를 갖는 바큐로바이러스(Baculovirus) 및 이의 발현백터를 사용하는 것이 바람직하다.

32> 본 발명의 바람직한 구체예에 있어서, 상기 DDR2 단백질의 티로신 키나아제 활성부위를 포함하는 DNA 절편을 글루타치온-S-전이효소 유전자의 C-말단 코딩부위 (3'부위)에 연결시키고, 이를 바큐로바이러스 발현 백터 pBacPAK8 (Clontech, USA)에 통상적인 유전자 재조합 기술을 이용하여 클로닝하여, DDR2 티로신 키나아제 활성부위 단백질과 글루타치온-S-전이효소와의 융합 단백질을 발현하는 재조합 바큐로바이러스를 제조할 수 있다(CHLONTECH BacPAK™ Bcaulovirus Expression System User Manual, PT1260-1(PR95847), Published 12 May 1999. Catalog # K1601-1).

33> 이 때 사용되는 DDR2 단백질은 인간 DDR2에 한정되지 아니하며, cDNA는 DDR2 티로신 키나아제 코딩 부위를 포함하는 범위 내에서 그것이 코딩하는 아미노산 수의 제한 없이 사용 가능하다. 또한, DDR2 유전자 단편을 글루타치온-S-전이효소(GST) 유전자에 융합시키는 것은 단지 발현된 DDR2 단백질의 정제를 용이하게 하기 위한 것에 불과한 것으로, 본 발명에 있어서 이를 필수적으로 요하는 것은 아니고, 정제 후 용도에 따라 융합된 형태로 사용하거나 또는 GST 부위를 적당한 프로테아제를 이용하여 제거 한 후 사용할 수 있다.

- 34> 한편, 본 발명에 있어서, DDR2 티로신 키나아제 활성 부위에서의 티로신 인산화 유도를 위하여, src 티로신 키나아제를 코딩하는 전장 유전자 (SEQ ID NO: 4)를 PCR 증폭한 후, 이를 적절한 발현벡터에 클로닝시키고, 적절한 바이러스 내로 도입시켜, src 티로신 키나아제를 코딩하는 재조합 바이러스를 제조한다. 상기한 바와 같이, 재조합 될 바이러스로서 바큐로바이러스를 사용할 수 있다.
- 35> 상기에서 얻어진 DDR2 키나아제 활성부위 또는 DDR2 키나아제 활성부위와 글루타치온-S-전이효소와의 융합 단백질을 코딩하는 재조합 바이러스 및 src 키나아제를 코딩하는 재조합 바이러스를 적절한 숙주세포에 적당한 비율로 동시 감염시키고 이들을 동시에 발현시키면, 발현된 src 단백질의 티로신 인산화 활성에 의하여 DDR2 키나아제 활성부위의 티로신이 인산화되어, 티로신 인산화가 유도된 DDR2 키나아제를 얻을 수 있다. 본 발명의 바람직한 구체예에 있어서, 바큐로바이러스를 사용하는 재조합 바이러스를 제조하는 경우, 상기 숙주세포로서 바큐로바이러스에 의한 단백질 발현에 통상적으로 사용되는 곤충세포 sf9 (Clontech, USA)를 사용할 수 있다. 또한, DDR2 키나아제 활성부위 또는 DDR2 키나아제 활성부위와 글루타치온-S-전이효소와의 융합 단백질을 코딩하는 재조합 바이러스 및 src 키나아제를 코딩하는 재조합 바이러스의 동시 감염시 src 키나아제 코딩 재조합 바이러스의 비율이 높아지면, 발현되는 src 단백질의 양이 증가하여 인산화 효율이 높아지는 반면, DDR2 키나아제 활성부위 코딩 바이러스의 비율이 감소하여 발현되는 DDR2 단백질의 양이 감소하여 회수되는 DDR2 단백질 양이 줄어들게 된다. 이와 같은 점을 감안하여 볼 때, DDR2 키나아제 활성부위 또는 DDR2 키나아제 활성부위와 글루타치온-S-전이효소와의 융합 단백질을 코딩하는 재조합 바이러스 및 src 키나아제를 코딩하는 재조합 바이러스의 배합 비율은 개체수로 19:1 내지 1:19 (DDR2 키나아제 활성부위(

또는 DDR2 키나아제 활성부위와 글루타치온-S-전이효소와의 융합 단백질) 코딩 재조합 바이러스의 개체수 : src 키나아제 코딩 재조합 바이러스의 개체수) 범위로 하는 것이 바람직하다.

36> 상기에서 얻어진 글루타치온-S-전이효소와 융합된 티로신 인산화가 유도된 DDR2 키나아

제는 글루타치온이 부착된 비드를 이용한 통상적인 방법에 의한 친화성 크로마토그래피

(affinity chromatography)에 의하여 순수 정제한다.

37> 본 발명의 바람직한 구체예에 있어서, 숙주세포에서의 글루타치온-S-전이효소와 DDR2 키나아제 활성부위와의 융합 단백질 및 src 티로신 키나아제의 발현은 이들을 각각 코딩하는 두 종류의 재조합 바큐로바이러스를 적당한 비율로 배합하여 sf9 곤충세포로 동시 감염시키고, MOI (multiplicity of infection) 1 내지 10 사이에서 처리한 후, 24 내지 72시간 동안 유지하여 수행할 수 있다. 상기한 바와 같이, 곤충세포에서 src 단백질과 GST-DDR2 융합 단백질을 동시 발현시킨 후, 세포를 파쇄하고, 통상적인 방법으로 글루타치온 아가로스 친화성 컬럼 크로마토그래피를 시행하여 글루타치온-S-전이효소와 DDR2 티로신 키나아제 활성부위 융합 단백질을 정제할 수 있다.

<38> 도 1은 글루타치온-S-전이효소-DDR2 티로신 키나아제 활성부위 융합 단백질을 글루타치온 아가로스 비드 컬럼 크로마토그래피를 통하여 정제하고, 10 % 폴리아크릴 아마이드 겔에서 전기 영동한 후, 쿠마지 염색 시약으로 염색한 결과를 나타낸 것이다. 도 1에서 알 수 있는 바와 같이 정제된 단백질은 예상된 분자량인 75,000 Da의 분자량을 보인다.

<39> DDR2 티로신 키나아제 활성부위와 src의 동시 발현에 의한 영향을 알아보기 위한 대조 실험을 위하여, 상기한 바와 동일한 방법에 의하여 글루타치온-S-전이효소와 DDR2 티로신 키나아제 활성부위 융합 단백질만을 발현시킨다. src 단백질을 특이적으로 인식하는 항체를 이용한 웨스턴 블라팅에 의하여, 본 실험에서 사용한 src 단백질 코딩 재조합 바큐로바이러스가 src

단백질을 발현함을 확인할 수 있으며, 그 결과를 도 2에 나타내었다. 본 발명의 구체예에서는 인간 c-src 유전자를 사용하였지만, 다른 종의 src 유전자 또는 변형된 v-src 유전자를 사용하여도 동일한 결과를 얻을 수 있다.

- 40> 본 발명에서 흥미로운 결과로서, 도 3a에서 알 수 있는 바와 같이, 인산화된 티로신을 특이적으로 인식하는 항체를 이용한 웨스턴 블라팅 실험에 의하여, GST-DDR2 티로신 키나아제 활성부위 융합 단백질과 src 티로신 키나아제를 동시 발현시킴으로써, 상기 융합 단백질의 티로신이 인산화되어 변형됨을 확인하였다. 도 3a은 p-티로신 특이적 항체를 이용한 웨스턴 블라팅 방법을 사용하여, 글루타치온-S-전이효소와 DDR2 티로신 키나아제 활성부위와의 융합 단백질을 곤충 세포에서 발현시킬 때, src 티로신 키나아제와 동시발현 여부에 따라 DDR2 티로신 키나아제 활성부위의 티로신 인산화의 유도 여부가 달라짐을 보여준다.
- 41> 이 때, src와 동시 발현 후 정제된 글루타치온-S-전이효소와 DDR2 키나아제 활성부위의 융합 단백질과 달리, 대조군으로 사용된 DDR1, CDK4 및 CDK1 키나아제와 GST와의 융합 단백질들은 src 티로신 키나아제와의 동시 발현시 티로신 인산화를 나타내지 않았으며, 이러한 결과를 도 3b에 나타내었다. 도 3b에서 알 수 있는 바와 같이, src 티로신 키나아제와의 동시 발현에 의한 티로신 인산화가 DDR2 티로신 키나아제 활성부위에서 특이적으로 일어남을 증명하는 것이라고 할 수 있다.
- 42> 상기한 실험방법에 있어서, DDR2 단백질을 코딩하는 바큐로바이러스와 src 단백질을 코딩하는 바큐로바이러스를 숙주세포에 감염 시, 그 비율을 변화시키면서 동시 감염시켰을 때, src 발현 바이러스의 비율이 높을수록 단위 DDR2 티로신 키나아제에 대한 티로신 인산화 정도가 높아짐을 알 수 있는데, 이는 src 단백질에 의한 DDR2 키나아제의 티로신 인산화 유도가 src 단백질 농도에 의존함을 보여주는 것이다. 도 4는 DDR2 키나아제 코딩 바이러스와 src 단

백질 코딩 바이러스의 비율을 변화시키면서 동시 감염시킨 후, 발현된 DDR2 키나아제 활성부위를 정량적으로 정제하고 인산화된 티로신을 특이적으로 인식하는 항체를 사용하여 웨스턴 블로팅한 결과를 보여주는 것이다. 도 4에서 알 수 있는 바와 같이, DDR2 키나아제 코딩 바이러스와 src 단백질 코딩 바이러스가 19:1의 비율로 동시 발현되는 경우에도 DDR2 키나아제의 티로신 인산화가 유의성있게 유도되었다.

43> 본 발명에 따른 src 티로신 키나아제와의 동시발현에 의하여 티로신이 인산화된 DDR2 티로신 키나아제 단백질과 티로신이 인산화되지 않은 DDR2 티로신 키나아제 간의 기능상의 차이점을 밝히기 위하여, 인산화된 DDR2 티로신 키나아제와 인산화되지 않은 DDR2 티로신 키나아제의 효소 활성을 측정 및 비교하여 도 5에 나타내었다. 도 5는 src 티로신 키나아제와의 동시 발현에 의하여 티로신 인산화가 유도된 DDR2 티로신 키나아제 활성부위 단백질의 키나아제 효소 활성과 및 단독 발현 후 정제되어 티로신이 인산화되지 않은 DDR2 티로신 키나아제 활성 부위 단백질의 키나아제 효소 활성을 측정하여 예시한 것이다. 통상적인 티로신 키나아제 효소 활성 측정 방법에 사용되는 바이오틴이 부착된 poly(D4Y) 기질(Promega, U.S.A.)을 이용하여 통상적인 방법 (Promega 2001년 카탈로그 15.18 참조)에 의하여 티로신 효소 활성을 측정하여 비교한 결과, 도 5에서 알 수 있는 바와 같이, 티로신 인산화된 DDR2 키나아제는 인산화되지 않은 대조 단백질에 비하여 키나아제 활성이 3 내지 10배 정도 증가한 것으로 나타났다. DDR2 키나아제 활성부위를 이용한 자가 인산화 활성 측정에서도 인산화된 DDR2 키나아제의 자가 인산화 활성이 3 내지 10 배 정도 증가하는 것을 확인하였다.

<44> 이러한 활성 증가의 분자적 원인을 알아보는 하나의 수단으로 키나아제 효소의 기질 중 하나인 ATP에 대한 Km 값의 변화를 측정하였다. 이를 위하여, ATP의 농도 변화에 따른 반응속도의 변화를 측정한 후, 통상적인 효소의 기질에 대한 Km 값을 측정하기 위하여 사용되는 리시

프로칼 플로팅 방법 (Lubert Stryer, 생화학 제 4 개정판, 서울외국서적, pp. 202-205)을 이용하여 플로팅하여 그래프의 X축 절편값의 역수값 (K_m 값)의 변화를 추적하여 도 6에 나타내었다. 도 6에서 알 수 있는 바와 같이, src 단백질에 의하여 티로신이 인산화된 DDR2 키나아제 단백질의 ATP에 대한 K_m 값이 티로신이 인산화되지 않은 대조 단백질과 비교하여 감소되었다. 따라서, 티로신이 인산화된 DDR2 키나아제 활성부위 단백질의 티로신이 인산화되지 않은 DDR2 키나아제 활성부위 단백질에 비교하여 증가된 효소 활성은 기질인 ATP에 대한 결합력의 증가에 기인함을 확인할 수 있다.

<45> 상기한 바로부터, DDR2 단백질을 표적으로 하여 저해 화합물을 발굴하여 치료제로서 개발함에 있어서, 통상적으로 ATP 경쟁적 기전에 의한 저해 기전을 가지는 화합물을 대상으로 하는 경우, 상기한 티로신이 인산화된 DDR2 단백질은 인산화되지 않은 대조군 DDR2 단백질과 분자적으로 구별되는 새로운 표적임을 알 수 있다. 이는 최근의 프로티움 연구를 통한 신약 표적 발굴 연구동향에서 표적 단백질의 발현 후 변형에 따른 물성 변화연구를 통한 변형된 신규 표적 단백질의 발굴 연구의 전형적인 사례로 꼽힐 수 있다.

<46> 단백질은 mRNA로부터 발현된 후, 여러 형태의 화학적 변형을 거치게 된다. 이러한 화학적 변형의 형태로서 당기 치환, 인산화, 프로티아제에 의한 절단 등과 같은 여러 경우가 알려져 있다. 이러한 변형의 형태는 세포가 처해있는 환경에 따라 달라질 수 있으며, 상이한 형태의 화학적 변형은 그 단백질의 활성에 큰 차이를 나타내기도 한다. 단백질의 발현후의 여러 화학적 변형의 대표적인 예로 인산화를 들 수 있으며, 특히 세포 신호 전달 체계에서 중심적인 역할을 하는 단백질 키나아제의 경우에는 인산화에 의해서 그 활성이 크게 영향을 받는다.

<47> 많은 단백질은 질병상태에서 그 활성이 변하며, 이와 같이 변형된 단백질은 치료제 개발의 표적이 되고 있다. 표적으로 이용되는 단백질의 경우 단백질의 변형은 단백질에 부착되는

글루타치온-S-전이효소(GST) 유전자부위와 3' 부위의 멀티플 클로닝 사이트(multiple cloning site)를 재조합시켜, 만들어진 pBacPAK8-GST 융합 벡터의 GST 유전자의 3' 위치의 Bam HI과 Xba I 사이트에 인 프레임(in frame)으로 융합시켜 pBacPAK-GST-DDR2 KD (kinase domain) 벡터를 제조하였다.

<53> 상기 발현벡터를 이용한 재조합 바큐로바이러스를 바큐로바이러스 제조키트(Catalog # K1601-1, Clontech, USA)를 사용하여 통상적인 방법을 사용하여 수행하였다 (CHLONTECH BacPAKTM Bcaulovirus Expression System User Manual, PT1260-1(PR95847), Published 12 May 1999).

<54> 이와 같이 얻어진 재조합 바이러스를 sf9 곤충세포(ClonTech U.S.A.)에서 MOI 10으로 처리한 후 24 내지 72 시간 정도 배양한 후, 세포를 파쇄하고, 발현된 단백질을 정제하였다. 상기 배양된 세포를 수거하고, 이를 20 mM Tris-HC (pH 7.5), 100 mM NaCl, 50 mM NaF, 1 M 오르토바나테이트, 1 mM DTT, 및 프로테아제 억제제 콕테일(BioRad, U.S.A.)을 포함하는 용액에 서스펜션시키고 소니케이션 하여 세포를 파쇄한 후, 12,000 g에서 30 분간 원심분리하여 상층액을 20 mM Tris-HC(pH 7.5), 100 mM NaCl, 50 mM NaF, 1 mM DTT 완충용액이 충전된 글루타치온 아가로우즈 비드 컬럼에 흘리고, 컬럼 완충용액으로 컬럼에 충분히 부착되지 않는 단백질을 씻어내었다. 그리고 나서, 20 mM 글루타치온을 포함하는 용액을 사용하여 부착된 단백질을 추출하고, 얻어진 단백질을 원심분리 필터를 이용하여 농축하였다. 분리된 단백질은 10% SDS-폴리 아크릴아마이드 겔 전기영동을 이용하여 전개하였으며, 그 결과를 도 1에 나타내었다. 도 1에서 알 수 있는 바와 같이, 정제된 단백질은 글루타치온-S-전이효소와 DDR2 키나아제 활성부위의 융합단백질로서 예상되는 분자량인 75,000 Da의 분자량을 나타냈다.

55> 또한 인간 src c-DNA 유전자 전체를 5' 프라이머 (GGGGGATTCGACGGATCGGGAGATCTCCCG, SEQ ID NO: 7)와 3' 프라이머 (CCCGAATTCGAC GTC AGG TGG CAC TTT TCG GGG, SEQ ID NO: 8)를 이용하여 Upstate Biotechnology Inc (U.S.A.)사에서 구매한 야생형 인간 src 전장 c-DNA 발현벡터(src c-DNA in pUSEamp: Catalog # 21-114)를 주형으로 하여 PCR 증폭시킨 후, BamH I 과 EcoRI으로 동시절단한 후, 이를 곤충세포 발현 벡터인 pBacPak8 (Clontech, USA)의 멀티 클로닝 사이트에 존재하는 BamH I 과 EcoRI 사이트를 이용하여 클로닝하였다. 상기한 방법과 같이 바큐로바이러스 제조키트(Clontech, USA)를 사용하여 상기 src 티로신 키나아제 발현 벡터를 이용하여 src 티로신 키나아제를 코딩하는 재조합 바큐로바이러스를 제조하였다.

56> 이와 같이 제조된 재조합 바큐로바이러스가 곤충세포에서 인간 src 유전자를 발현함을 인간 src를 특이적으로 인식하는 항체(Santa cruz, USA)를 이용한 웨스턴 블라팅을 통하여 확인하였으며, 그 결과를 도 2에 나타내었다.

57> 실시예 2

58> src 단백질과 DDR2 키나아제 활성 부위의 동시 발현을 통한 DDR2 키나아제 활성 부위 단백질의 티로신 인산화 유도 및 확인

59> src 단백질과 DDR2 키나아제 활성 부위를 코딩하는 유전자를 갖는 두 종의 재조합 바큐로바이러스를 1:1의 비율로 또는 그 배합 비율을 변화시키면서(예컨대, DDR2 단백질 코딩 바이러스:src 단백질 코딩 바이러스 = 1:1 내지 19:1), 전체 바이러스의 MOU를 1:10으로하여 sf9 곤충세포에 감염시키고, 이를 24 내지 72 시간 동안 배양하여 단백질을 발현시킨 후, 세포를 파쇄하고, 실시예 1의 방법과 동일하게 글루타치온 아가로오스 비드 컬럼 크로마토그래피를 이

용하여 DDR2 키나아제 활성 부위 단백질을 정제한 후, 10% 폴리아크릴아마이드 겔 전기영동하여 전개시켰다.

- <60> 전기영동 후 전개된 단백질을 니트로 셀룰로오스에 옮기고, 인산화된 티로신 특이적 항체(santa cruz, USA)를 이용하여 웨스턴 블라팅 한 후, x-ray 필름을 이용하여 화학적 발광 신호를 측정하였다. 대조를 위하여 글루타치온-S-전이효소와 DDR2 단백질의 융합 단백질만 단독으로 발현된 경우에도 상기한 바와 동일한 방법으로 화학적 발광신호를 측정하였다. 그 결과로도 3 및 도 4에 나타내었다.

<61> 실시예 3

<62> DDR2 티로신 키나아제 활성 측정 및 ATP에 대한 Km 값 측정

- <63> Tris-HCl(pH 7.5), 5 mM MgCl₂, 100 ng의 DDR2 티로신 키나아제, 바이오틴이 부착된 poly(D4Y)n 2 µg (Promega, USA), 10 µM ATP, 0.2 uCi P³²-gamma-ATP 용액 20 µl에서 30분 간 반응시킨 후, 1/2 부피의 30 % 인산 용액을 가하여 반응을 종결하였다. 이 반응액을 아비딘으로 코팅된 멤브레인(Promega, USA)에 스포팅하고 10 mM Tris-HCl(pH 8.0) 100 mM NaCl 용액으로 5 번 씻어낸 후, 멤브레인에 부착된 인산화된 펩타이드에서 발생하는 방사능을 BAS 방사능 이미징 측정기(Kodak)로 측정하여 효소 반응 정도를 정량하였다.

- <64> DDR2 키나아제 활성부위의 자가 인산화 활성을 측정하기 위해서, 상기의 조건에서 poly(D4Y)n 2 µg을 제외한 반응액에서 반응시킨 후, 반응물을 10% PAGE 겔에서 전기 영동시키고, 쿠마지 염색하여 DDR2 키나아제 활성 부위 단백질의 존재를 확인한 후, 이 겔을 건조하고 X-ray 필름을 이용한 오토라디오그래피하여 DDR2 키나아제 활성부위의 자가 인산화 정도를 측정하였다.

<65> 상기와 같은 실험을 본 발명의 따라서 티로신이 인산화된 DDR2 키나아제와 티로신이 인산화되지 않은 대조 DDR2 단백질(GST-DDR2 융합 단백질 단독 발현 후 정제된 DDR2 단백질)에 대하여 실시하여 그 결과를 도 5에 나타내었다. 도 5에서 알 수 있는 바와 같이, 본 발명의 src에 의하여 티로신이 인산화된 DDR2 단백질의 인산화 활성이 티로신이 인산화되지 않은 대조군 단백질과 비교하여 3 내지 10 배 정도 증가하였다.

<66> DDR2 키나아제 활성 단백질의 ATP에 대한 Km 값의 결정을 위하여, 상기된 방법에 근거한 효소 반응속도 측정법에 의하여 ATP 농도를 10 μ M에서 0.3 μ M 까지 변화시키면서 본 발명에 따른 티로신이 인산화된 DDR2 단백질 및 대조군의 티로신이 인산화되지 않은 DDR2 단백질에 의한 반응속도의 변화를 측정하였다. 각 ATP 농도의 역수에 대해 반응 속도의 역수값을 프로팅한 후 얻어진 선형 그래프에서 X축 절편값의 역수를 취하여 Km값을 정하였다. 그 결과를 도 6에 나타내었다. 도 6에서 알 수 있는 바와 같이, 본 발명의 src에 의하여 티로신이 인산화된 DDR2 단백질의 ATP에 대한 Km 값이 티로신이 인산화되지 않은 대조군 단백질에 비하여 감소했다.

【발명의 효과】

<67> 본 발명은 DDR2의 키나아제 활성이 증가된 단백질을 제조하는 방법과 이를 통해 키나아제 활성이 증가된 DDR2 키나아제 활성 부위 단백질을 발명함으로써 DDR2 티로신 키나아제 과다 활성으로 인한 질병, 특히 간경화, 동맥경화 및 류마티즘과 같이 섬유아세포 계열 세포 성장이 주 원인인 질병의 신약 개발에 있어서 치료제 발굴 및 검색에 매우 유용한 표적 단백질로서 사용될 수 있다.

【특허청구범위】**【청구항 1】**

src 단백질의 티로신 키나아제 활성에 의하여 티로신 인산화가 유도된 DDR2 티로신 키나아제 활성부위를 포함하는 DDR2 단백질을 포함하는, 티로신이 인산화되어 티로신 키나아제 활성이 변형된 DDR2 단백질 유발 질병 치료제 발굴을 위한 표적물질.

【청구항 2】

제 1 항에 있어서, 상기 src 단백질에 의한 DDR2 티로신 키나아제 활성부위의 티로신 인산화가 DDR2 키나아제 활성부위를 충분히 포함하는 아미노산 서열 코딩 유전자가 도입된 재조합 바이러스와 src 단백질 코딩 유전자가 도입된 재조합 바이러스를 숙주세포에서 동시 발현시킴으로써 유도된 것인 표적물질.

【청구항 3】

제 1 항 또는 제 2 항에 있어서, 상기 질병이 간경화, 동맥경화 또는 류마티즘인 표적물질.

【청구항 4】

DDR2 단백질의 키나아제 활성부위를 충분히 포함하는 아미노산 서열을 코딩하는 cDNA를 증폭시키고, 이를 바이러스에 도입시켜, DDR2 단백질을 코딩하는 재조합 바이러스를 제조하는 단계;

src 단백질을 충분히 포함하는 아미노산 서열을 코딩하는 cDNA를 증폭시키고, 이를 바이러스에 도입시켜, src 단백질을 코딩하는 재조합 바이러스를 제조하는 단계;

상기에서 얻어진 DDR2 단백질 코딩 재조합 바이러스와 src 단백질 코딩 재조합 바이러스를 숙주세포에 동시 감염시키고 동시 발현시켜, 동시 발현된 src 단백질의 티로신 키나아제 활성에 의하여 티로신 인산화가 유도된 DDR2 단백질을 발현시키는 단계; 및

상기 티로신의 인산화가 유도된 DDR2 단백질을 정제하는 단계를 포함하는,

티로신 인산화가 유도된 키나아제 활성부위를 포함하는 DDR2 단백질 제조방법.

【청구항 5】

제 4 항에 있어서, 상기 DDR2 단백질 코딩 재조합 바이러스의 제조단계에서, DDR2 단백질의 키나아제 활성부위를 충분히 포함하는 아미노산 서열을 코딩하는 cDNA에 어피너티 태깅을 위한 글루타치온-S-전이효소 유전자를 결합시켜 바이러스에 도입시켜, DDR2 단백질과 글루타치온-S-전이효소를 코딩하는 재조합 바이러스를 제조하여, DDR2 단백질을 글루타치온-S-전이효소와의 융합 단백질 형태로 발현시킴으로써, 발현되는 DDR2 단백질의 정제를 용이하게 하는 방법.

【청구항 6】

제 4 항 또는 제 5 항에 있어서, 상기 재조합 될 바이러스가 바큐로바이러스이고, 상기 숙주세포가 곤충세포인 방법.

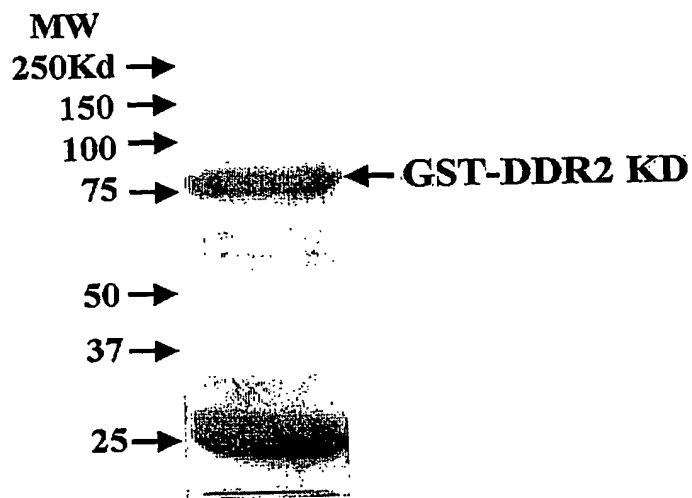
【청구항 7】

제 4 항 또는 제 5 항에 있어서, 상기 DDR2 단백질의 티로신 키나아제 활성 부위를 충분히 포함하는 cDNA가 사람의 DDR2 단백질을 코딩하는 cDNA중 아미노산 441 내지 855까지의 부위를 코딩하는 DNA 부분을 포함하는 방법.

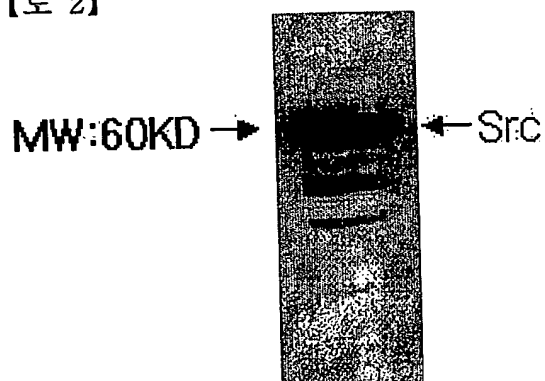
제 5 항에 있어서, 상기 얻어진 글루타치온-S-전이효소와 DDR2 단백질의 융합 단백질을 글루타치온이 부착된 비드를 이용한 글루타치온 아가로오스 친화성 컬럼 크로마토그래피에 의하여 정제하는 방법.

【도면】

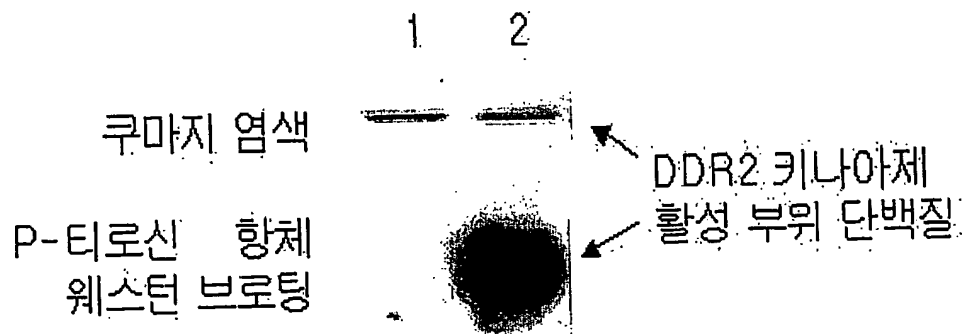
【도 1】



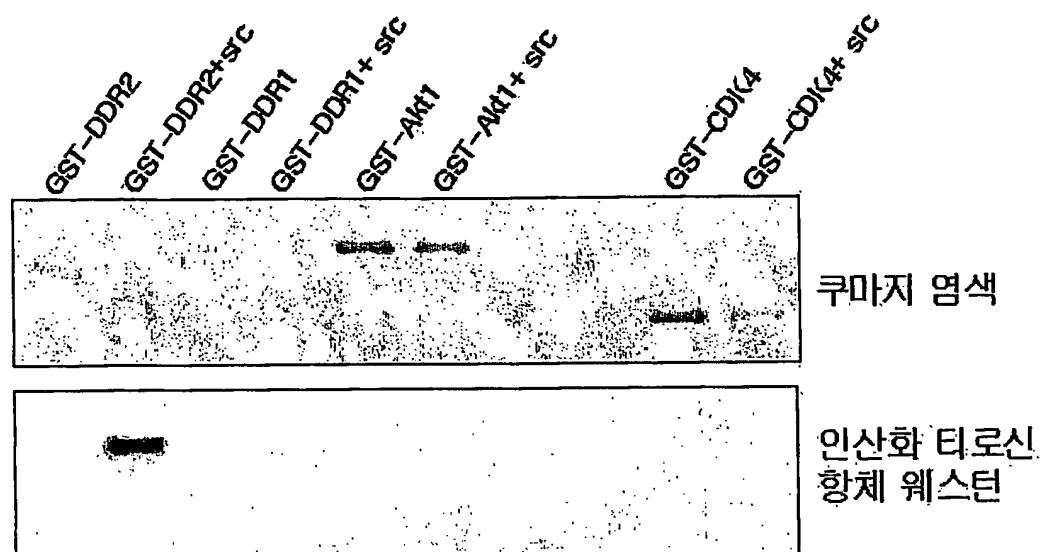
【도 2】



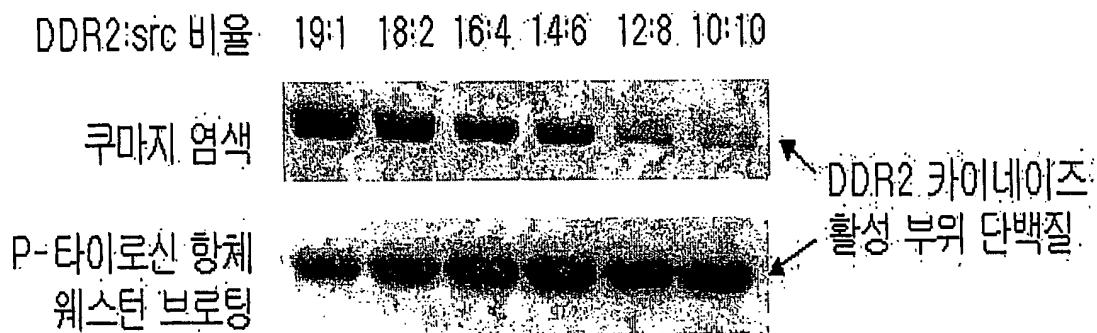
【도 3a】



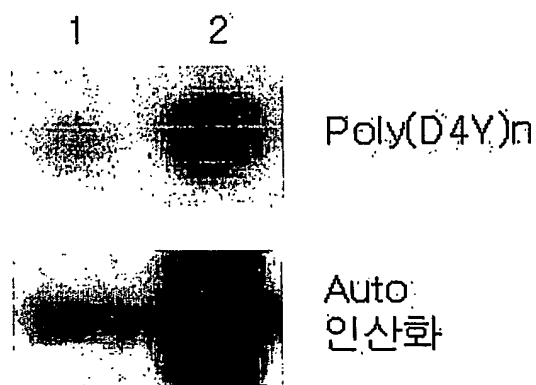
【도 3b】



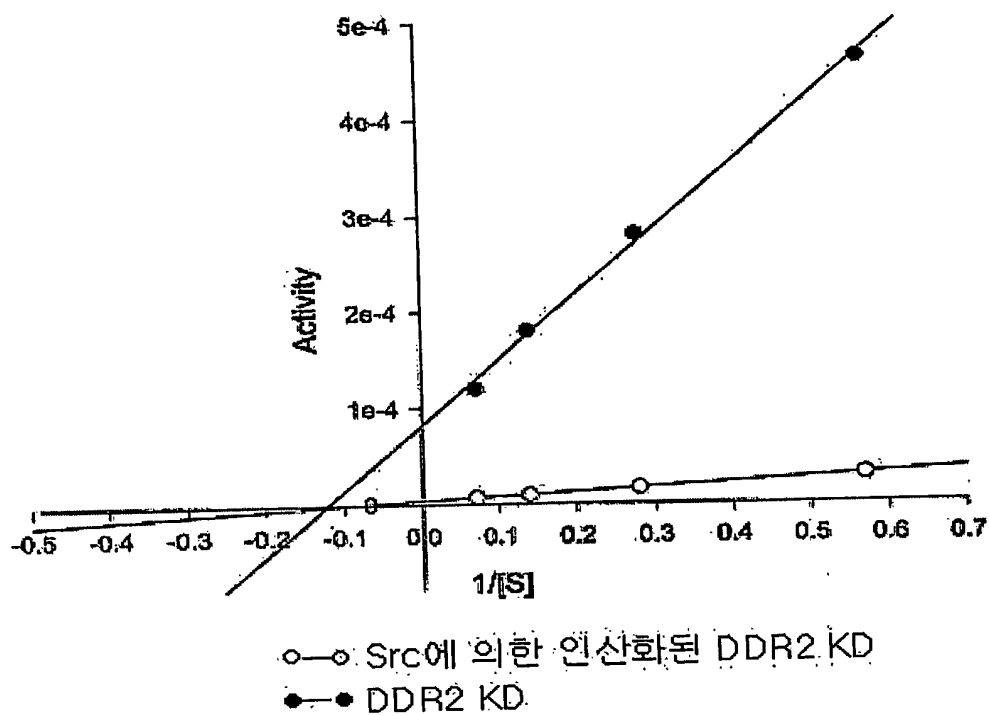
【도 4】



【도 5】



【도 6】



【서열목록】

<110> KOREA INSTITUTE OF SCIENCE AND TECHNOLOGY <120> DDR2 PROTEIN WITH
 ACTIVATED KINASE ACTIVITY AND PREPARATION METHOD THEREOF <160> 8 <170>
 KopatentIn 1.71 <210> 1 <211> 855 <212> PRT <213> Artificial Sequence <
 220> <223> amino acid sequence for human DDR2 protein <400> 1 Met Ile Leu Ile
 Pro Arg Met Leu Leu Val Leu Phe Leu Leu Leu Pro 1 5
 10 15 Ile Leu Ser Ser Ala Lys Ala Gln Val Asn Pro Ala Ile Cys Arg
 Tyr 20 25 30 Pro Leu Gly Met Ser Gly
 Gly Gln Ile Pro Asp Glu Asp Ile Thr Ala 35 40
 45 Ser Ser Gln Trp Ser Glu Ser Thr Ala Ala Lys Tyr Gly Arg Leu Asp 50

55 60 Ser Glu Glu Gly Asp Gly Ala Trp Cys Pro Glu Ile Pro Val Glu
 Pro 65 70 75 80 Asp Asp Leu Lys
 Glu Phe Leu Gln Ile Asp Leu His Thr Leu His Phe 85
 90 95 Ile Thr Leu Val Gly Thr Gln Gly Arg His Ala Gly Gly His Gly
 Ile 100 105 110 Glu Phe Ala Pro Met Tyr
 Lys Ile Asn Tyr Ser Arg Asp Gly Thr Arg 115 120
 125 Trp Ile Ser Trp Arg Asn Arg His Gly Lys Gln Val Leu Asp Gly Asn 130
 135 140 Ser Asn Pro Tyr Asp Ile Phe Leu Lys Asp Leu Glu Pro Pro Ile
 Val 145 150 155 160 Ala Arg Phe Val
 Arg Phe Ile Pro Val Thr Asp His Ser Met Asn Val 165
 170 175 Cys Met Arg Val Glu Leu Tyr Gly Cys Val Trp Leu Asp Gly Leu
 Val 180 185 190 Ser Tyr Asn Ala Pro Ala
 Gly Gln Gln Phe Val Leu Pro Gly Gly Ser 195 200
 205 Ile Ile Tyr Leu Asn Asp Ser Val Tyr Asp Gly Ala Val Gly Tyr Ser 210
 215 220 Met Thr Glu Gly Leu Gly Gln Leu Thr Asp Gly Val Ser Gly Leu
 Asp 225 230 235 240 Asp Phe Thr Gln
 Thr His Glu Tyr His Val Trp Pro Gly Tyr Asp Tyr 245
 250 255 Val Gly Trp Arg Asn Glu Ser Ala Thr Asn Gly Tyr Ile Glu Ile
 Met 260 265 270 Phe Glu Phe Asp Arg Ile
 Arg Asn Phe Thr Thr Met Lys Val His Cys 275 280
 285 Asn Asn Met Phe Ala Lys Gly Val Lys Ile Phe Lys Glu Val Gln Cys 290

00076967

36-31

775 780 Gln Glu Gln Pro Tyr Ser Gln Leu Ser Asp Glu Gln Val Ile Glu
 Asn 785 790 795 800 Thr Gly Glu Phe
 Phe Arg Asp Gln Gly Arg Gln Thr Tyr Leu Pro Gln 805
 810 815 Pro Ala Ile Cys Pro Asp Ser Val Tyr Lys Leu Met Leu Ser Cys
 Trp 820 825 830 Arg Arg Asp Thr Lys Asn
 Arg Pro Ser Phe Gln Glu Ile His Leu Leu 835 840
 845 Leu Leu Gln Gln Gly Asp Glu 850 855 <210> 2 <211> 22
 <212> PRT <213> Artificial Sequence <220> <223> transmembrane domain of
 human DDR2 protein (400~420) <400> 2 Ile Leu Ile Gly Cys Leu Val Ala Ile Ile Phe
 Ile Leu Leu Ala Ile 1 5 10 15 Ile
 Val Ile Ile Leu Trp 20 <210> 3 <211> 415 <212> PRT
 <213> Artificial Sequence <220> <223> C-terminal tyrosine kinase active domain
 of human DDR2 protein (441~855) <400> 3 Met Thr Val Ser Leu Ser Leu Pro
 Ser Asp Ser Ser Met Phe Asn Asn 1 5 10
 15 Asn Arg Ser Ser Ser Pro Ser Glu Gln Gly Ser Asn Ser Thr Tyr Asp 20
 25 30 Arg Ile Phe Pro Leu Arg Pro Asp Tyr Gln Glu Pro Ser Arg Leu
 Ile 35 40 45 Arg Lys Leu Pro Glu Phe Ala
 Pro Gly Glu Glu Glu Ser Gly Cys Ser 50 55 60
 Gly Val Val Lys Pro Val Gln Pro Ser Gly Pro Glu Gly Val Pro His 65
 70 75 80 Tyr Ala Glu Ala Asp Ile Val Asn Leu Gln
 Gly Val Thr Gly Gly Asn 85 90 95

Thr Tyr Ser Val Pro Ala Val Thr Met Asp Leu Leu Ser Gly Lys Asp 100
 105 110 Val Ala Val Glu Glu Phe Pro Arg Lys Leu Leu Thr Phe Lys Glu
 Lys 115 120 125 Leu Gly Glu Gly Gln Phe Gly
 Glu Val His Leu Cys Glu Val Glu Gly 130 135 140
 Met Glu Lys Phe Lys Asp Lys Asp Phe Ala Leu Asp Val Ser Ala Asn 145
 150 155 160 Gln Pro Val Leu Val Ala Val Lys Met Leu
 Arg Ala Asp Ala Asn Lys 165 170 175
 Asn Ala Arg Asn Asp Phe Leu Lys Glu Ile Lys Ile Met Ser Arg Leu 180
 185 190 Lys Asp Pro Asn Ile Ile His Leu Leu Ser Val Cys Ile Thr Asp
 Asp 195 200 205 Pro Leu Cys Met Ile Thr Glu
 Tyr Met Glu Asn Gly Asp Leu Asn Gln 210 215 220
 Phe Leu Ser Arg His Glu Pro Pro Asn Ser Ser Ser Ser Asp Val Arg 225
 230 235 240 Thr Val Ser Tyr Thr Asn Leu Lys Phe Met
 Ala Thr Gln Ile Ala Ser 245 250 255
 Gly Met Lys Tyr Leu Ser Ser Leu Asn Phe Val His Arg Asp Leu Ala 260
 265 270 Thr Arg Asn Cys Leu Val Gly Lys Asn Tyr Thr Ile Lys Ile Ala
 Asp 275 280 285 Phe Gly Met Ser Arg Asn Leu
 Tyr Ser Gly Asp Tyr Tyr Arg Ile Gln 290 295 300
 Gly Arg Ala Val Leu Pro Ile Arg Trp Met Ser Trp Glu Ser Ile Leu 305
 310 315 320 Leu Gly Lys Phe Thr Thr Ala Ser Asp Val
 Trp Ala Phe Gly Val Thr 325 330 335

Leu Trp Glu Thr Phe Thr Phe Cys Gln Glu Gln Pro Tyr Ser Gln Leu 340

345 350 Ser Asp Glu Gln Val Ile Glu Asn Thr Gly Glu Phe Phe Arg Asp

Gln 355 360 365 Gly Arg Gln Thr Tyr Leu Pro

Gln Pro Ala Ile Cys Pro Asp Ser Val 370 375 380

Tyr Lys Leu Met Leu Ser Cys Trp Arg Arg Asp Thr Lys Asn Arg Pro 385

390 395 400 Ser Phe Gln Glu Ile His Leu Leu Leu Leu

Gln Gln Gly Asp Glu 405 410 415 <210>

4 <211> 1608 <212> DNA <213> Artificial Sequence <220> <223>

full-length src c-DNA <400> 4 atgggcagca acaagagcaa gcccaaggac gccagccagc

ggcgccgcag cctggagccc 60 tcggaaaacg tgcacggggc agggggcgcc ttcccggcct

cacagacacc gagcaagccc 120 gcctccgccg acggccaccg cgggccccagc gccgccttcg

tgccgcccgc ggccgagccc 180 aagctcttcg gaggttcaa ctctcggac accgtcacct

ccccgcagag ggcgggggct 240 ctggcaggtg gggtagaccac ctttgtggcc ctctatgact

atgagtcacg gacagagact 300 gacctgtcct tcaagaaagg ggagcggctg cagattgtta

acaacacgga gggagactgg 360 tggctggcac actcgtgag cacgggacag accggttaca

tccccagcaa ctatgtggcg 420 ccctccgact ccatccaggc tgaggagtgg tactttggta

agatcactag acgagaatca 480 gagcggctgc tgctcaacgc cgagaacccg agaggggacct

tcctcgtgag ggagagtgag 540 accacaaaag gtgcctactg cctctctgta tccgacttcg

acaatgccaa ggggtctaat 600 gtgaaacact acaagatccg caagctggac agcggcggtt

tctacatcac ctccgcacc 660 cagttcaaca gcctgcagca gtcgtggct tactactcca

aacatgctga tggcctgtgt 720 caccgcctca ctaccgtatg tccacatcc aagcctcaga

36-35

10-180

출력 일자: 2004/6/3

DNA <213> Artificial Sequence <220> <223> 3' primer for PCR of human

full-length src c-DNA <400> 8 cccgaattcg acgtcaggtg gcacttttcg ggg

33

Document made available under the Patent Cooperation Treaty (PCT)

International application number: PCT/KR04/002784

International filing date: 01 November 2004 (01.11.2004)

Document type: Certified copy of priority document

Document details: Country/Office: KR
Number: 10-2003-0076967
Filing date: 31 October 2003 (31.10.2003)

Date of receipt at the International Bureau: 26 November 2004 (26.11.2004)

Remark: Priority document submitted or transmitted to the International Bureau in compliance with Rule 17.1(a) or (b)



World Intellectual Property Organization (WIPO) - Geneva, Switzerland
Organisation Mondiale de la Propriété Intellectuelle (OMPI) - Genève, Suisse